

PATENT  
2121-0178P

IN THE U.S. PATENT AND TRADEMARK OFFICE

Applicant: Patrizia PATERLINI-BRECHOT Conf.: 7652  
Appl. No.: 10/695,744 Group: 3736  
Filed: October 30, 2003 Examiner: UNKNOWN  
For: PRENATAL DIAGNOSIS METHOD ON ISOLATED  
FOETAL CELL OF MATERNAL BLOOD

L E T T E R

Commissioner for Patents  
P.O. Box 1450  
Alexandria, VA 22313-1450

February 12, 2004

Sir:

Under the provisions of 35 U.S.C. § 119 and 37 C.F.R. § 1.55(a), the applicant(s) hereby claim(s) the right of priority based on the following application(s):

<u>Country</u>	<u>Application No.</u>	<u>Filed</u>
FRANCE	0105824	April 30, 2001

A certified copy of the above-noted application(s) is(are) attached hereto.

If necessary, the Commissioner is hereby authorized in this, concurrent, and future replies, to charge payment or credit any overpayment to Deposit Account No. 02-2448 for any additional fee required under 37 C.F.R. §§ 1.16 or 1.17; particularly, extension of time fees.

Respectfully submitted,

BIRCH, STEWART, KOLASCH & BIRCH, LLP

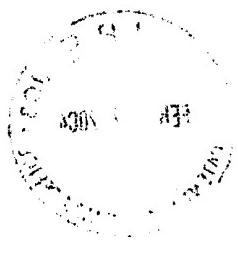
By   
Gerald M. Murphy Jr., #28,977

P.O. Box 747  
Falls Church, VA 22040-0747  
(703) 205-8000

GMM/las  
2121-0178P

Attachment(s)

(Rev. 09/30/03)





Paterlini-Brechot  
10/695,744  
Filed - 10/30/2003  
BSIUS, LLP  
(703) 205-8000  
Docket No. 2121-0178P  
1 OF 1

# BREVET D'INVENTION

## CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION

### COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le 12 NOV. 2003

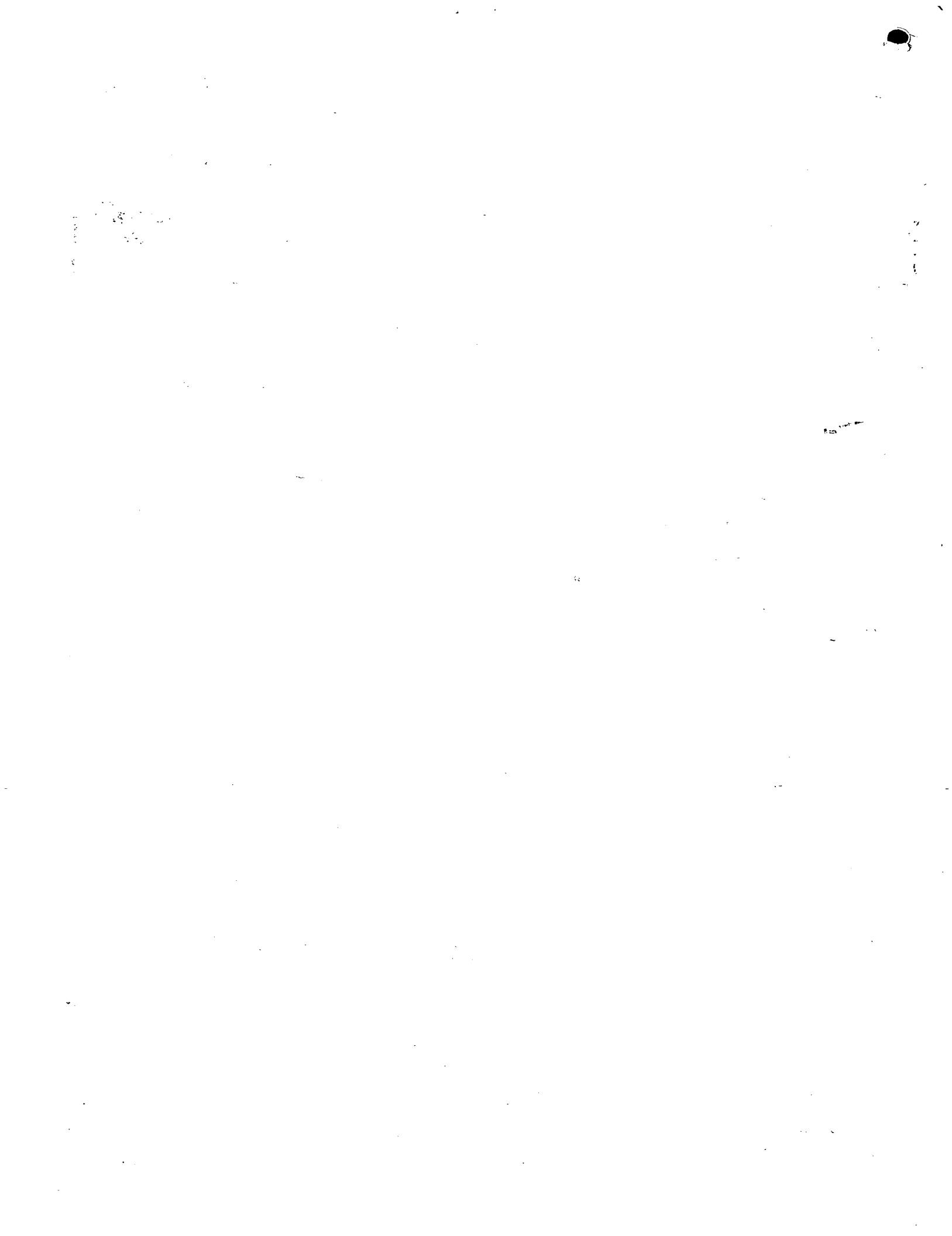
Pour le Directeur général de l'Institut  
national de la propriété industrielle  
Le Chef du Département des brevets

A handwritten signature in black ink, appearing to read "Martine PLANCHE". The signature is fluid and cursive, with a large, stylized "M" at the beginning.

Martine PLANCHE

INSTITUT  
NATIONAL DE  
LA PROPRIETE  
INDUSTRIELLE

SIEGE  
26 bis, rue de Saint Petersbourg  
75800 PARIS cedex 08  
Téléphone : 33 (0)1 53 04 53 04  
Télécopie : 33 (0)1 53 04 45 23  
[www.inpi.fr](http://www.inpi.fr)





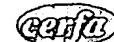
INSTITUT  
NATIONAL DE  
LA PROPRIÉTÉ  
INDUSTRIELLE

26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08  
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 94 86 54

## BREVET D'INVENTION

## CERTIFICAT D'UTILITÉ

Code de la propriété intellectuelle - Livre VI



N° 11354°01

## REQUÊTE EN DÉLIVRANCE 1/2

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 540 W /260899

<b>30 AVRIL 2001</b> <small>REMISSION DES PIÈCES</small> <b>DATE 75 INPI PARIS</b>		<small>PRINTED BY INPI</small>	
<b>LIEU</b> <b>N° D'ENREGISTREMENT</b> <small>NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI</small>		<b>0105824</b>	
<b>DATE DE DÉPÔT ATTRIBUÉE</b> <small>PAR L'INPI</small>		<b>30 AVR. 2001</b>	
<b>Vos références pour ce dossier</b> <small>( facultatif ) B4793 - DBO</small>			
<b>Confirmation d'un dépôt par télécopie</b> <input type="checkbox"/> N° attribué par l'INPI à la télécopie			
<b>2 NATURE DE LA DEMANDE</b>		<b>Cochez l'une des 4 cases suivantes</b>	
Demande de brevet <input checked="" type="checkbox"/>			
Demande de certificat d'utilité <input type="checkbox"/>			
Demande divisionnaire <input type="checkbox"/>		Demande de brevet initiale <small>ou demande de certificat d'utilité initiale</small>	
		N° <input type="text"/>	Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/>
		N° <input type="text"/>	Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/>
Transformation d'une demande de brevet européen <small>Demande de brevet initiale</small>		N° <input type="text"/>	Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/>
<b>3 TITRE DE L'INVENTION</b> (200 caractères ou espaces maximum)			
METHODE DE DIAGNOSTIC PRENATAL SUR CELLULE FOETALE ISOLEE DU SANG MATERNEL.			
<b>4 DÉCLARATION DE PRIORITÉ</b> <b>OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE</b> <b>LA DATE DE DÉPÔT D'UNE</b> <b>DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE</b>		Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° <input type="checkbox"/> <b>S'il y a d'autres priorités, cochez la case et utilisez l'imprimé « Suite »</b>	
<b>5 DEMANDEUR</b>		<input type="checkbox"/> <b>S'il y a d'autres demandeurs, cochez la case et utilisez l'imprimé « Suite »</b>	
Nom ou dénomination sociale		METAGENEX S.A.R.L.	
Prénoms			
Forme juridique		Société à Responsabilité Limitée	
N° SIREN		<input type="text"/>	
Code APE-NAF		<input type="text"/>	
Adresse	Rue	29 avenue de l'Armée Leclerc	
	Code postal et ville	91600	SAVIGNY SUR ORGE
Pays		FRANCE	
Nationalité		Française	
N° de téléphone ( facultatif )			
N° de télécopie ( facultatif )			
Adresse électronique ( facultatif )			



# BREVET D'INVENTION

## CERTIFICAT D'UTILITÉ

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE 2/2

30 AVRIL 1990 INPI  
 REMISE DES PIÈCES  
 DATE 75 INPI PARIS  
 LIEU  
 N° D'ENREGISTREMENT 0105824  
 NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI

DB 540 W /260899

<b>Vos références pour ce dossier :</b> <i>( facultatif )</i>		B4793 - DBO	
<b>6 MANDATAIRE</b>			
Nom		LAZARD	
Prénom		Florence	
Cabinet ou Société		ERNEST GUTMANN-YVES PLASSERAUD S.A.	
N° de pouvoir permanent et/ou de lien contractuel			
Adresse	Rue	3 rue Chauveau-Lagarde	
	Code postal et ville	75008	PARIS
N° de téléphone <i>( facultatif )</i>		01 44 51 18 00	
N° de télecopie <i>( facultatif )</i>		01 42 66 08 90	
Adresse électronique <i>( facultatif )</i>		info@egyp.fr	
<b>7 INVENTEUR (S)</b>			
Les inventeurs sont les demandeurs		<input type="checkbox"/> Oui <input checked="" type="checkbox"/> Non <b>Dans ce cas fournir une désignation d'inventeur(s) séparée</b>	
<b>8 RAPPORT DE RECHERCHE</b>		<b>Uniquement pour une demande de brevet (y compris division et transformation)</b>	
Établissement immédiat ou établissement différé		<input checked="" type="checkbox"/> <input type="checkbox"/>	
Paiement échelonné de la redevance		<b>Paiement en trois versements, uniquement pour les personnes physiques</b>	
		<input type="checkbox"/> Oui <input type="checkbox"/> Non	
<b>9 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES</b>		<b>Uniquement pour les personnes physiques</b>	
		<input type="checkbox"/> Requise pour la première fois pour cette invention ( <i>joindre un avis de non-imposition</i> ) <input type="checkbox"/> Requise antérieurement à ce dépôt ( <i>joindre une copie de la décision d'admission pour cette invention ou indiquer sa référence</i> )	
<b>Si vous avez utilisé l'imprimé « Suite », indiquez le nombre de pages jointes.</b>			
<b>10 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE</b> <i>( Nom et qualité du signataire )</i>		<b>VISA DE LA PRÉFECTURE OU DE L'INPI</b>	
LAZARD Florence CPI 92-4029 		<i>M. ROCHET</i>	

## METHODE DE DIAGNOSTIC PRENATAL SUR CELLULE FŒTALE ISOLEE DU SANG MATERNEL

La présente invention est relative à une nouvelle méthode de diagnostic prénatal peu invasive mise en œuvre à partir d'un échantillon de sang maternel. Ladite méthode permet le diagnostic prénatal sur cellules fœtales non apoptotiques isolées du sang maternel après leur enrichissement par filtration, leur analyse morphologique ou immunologique et génétique. Les avantages de cette méthode sont en particulier son innocuité pour la mère ou le fœtus et la très grande sensibilité et spécificité du diagnostic. Elle permet la détection dès la cinquième semaine de grossesse d'une anomalie génétique ou chromosomique du fœtus, d'une pathologie génétique ou infectieuse (virale, bactérienne ou parasitaire) du fœtus, d'un génotype précis, et en particulier du sexe génétique du fœtus.

Les méthodes de diagnostic prénatal visent notamment à obtenir des informations génétiques sur un fœtus ou un embryon. La recherche d'informations génétiques sur un fœtus consiste, soit à identifier la présence d'un allèle spécifique d'un gène donné ou d'une combinaison d'allèles sur une séquence donnée d'ADN fœtal, soit à associer génétiquement un polymorphisme de l'ADN fœtal à un allèle particulier. Une des applications majeures du diagnostic prénatal génétique concerne la détection des anomalies congénitales.

Les méthodes de diagnostic prénatal génétique utilisées en clinique comprennent essentiellement des techniques invasives comme l'amniocentèse, le prélèvement de villosités choriales, le prélèvement de sang fœtal ou les biopsies tissulaires. L'ensemble de ces techniques impliquent que des échantillons sont obtenus directement du fœtus ou indirectement de structures ovariennes. Compte tenu du caractère très invasif

de ces méthodes, celles-ci sont susceptibles de complications pour la mère ou le fœtus. Parmi ces complications, on citera dans le cas de l'amniocentèse, un risque d'infection, d'hémorragie fœto-maternelle avec une allo-immunisation possible, de pertes de liquide amniotiques ou de douleurs abdominales. Selon les études, le risque estimé de fausse-couche après un prélèvement par amniocentèse est de 0,2 à 2,1% supérieur à celui d'un groupe contrôle. Par conséquent, l'amniocentèse n'est proposée qu'aux femmes chez qui le risque d'avoir un enfant avec un handicap génétique excède celui de la fausse-couche iatrogène.

Afin de limiter l'utilisation des techniques invasives de diagnostic prénatal présentant les risques de complications mentionnés ci-dessus et étant généralement désagréables et/ou source de stress pour la mère, le développement de nouvelles méthodes non invasives constitue un enjeu majeur de l'obstétrique moderne.

Les cellules fœtales circulantes dans le sang maternel constituent en particulier une source de matériel génétique potentiellement utilisable pour le diagnostic prénatal génétique (1, 2).

En effet, au cours de la grossesse, différents types cellulaires d'origine fœtale traversent le placenta et circulent dans le sang maternel (1). Ces types cellulaires incluent les cellules lymphoïdes et érythroïdes, les précurseurs myéloïdes et les cellules épithéliales trophoblastiques (cytotrophoblastes et syncytiotrophoblastes).

Des méthodes d'analyse du génome de cellules fœtales circulantes dans le sang maternel, en vue d'un diagnostic prénatal, sont décrites dans l'état de la technique mais celles-ci restent relativement limitées en terme de sensibilité et de spécificité du diagnostic (3, 4, 5, 6). L'intérêt du développement d'une méthode de diagnostic prénatal non-invasive et

hautement spécifique résulte dans la possibilité de diminuer par un tel test la proportion de diagnostics invasifs indiqués chez les femmes enceintes et dont le résultat est finalement négatif. A titre d'exemple, dans le cas de la trisomie 21, qui concerne une femme sur 700, à l'heure actuelle en France,  
5 un diagnostic prénatal n'est offert que si l'âge de la mère est égal à 38 ans tandis qu'un test de dépistage biochimique capable de détecter 60% des trisomies 21 au prix d'un taux d'amniocentèse de 5% est proposé aux femmes plus jeunes. Cependant, encore 40% des cas de trisomie 21 ne sont pas détectés par les tests actuellement disponibles. La détection  
10 prénatale de la trisomie 21 sur cellules fœtales isolées du plasma maternel en utilisant la technique FISH a récemment été décrite. Cette approche est intéressante mais les cellules fœtales étant rares dans le plasma (1 sur 500 à 1 sur 2000) et incluant souvent des cellules apoptotiques, un diagnostic fiable nécessiterait la mise en œuvre de la méthode sur un très grand  
15 nombre de cellules, rendant impossible une application en routine. De plus, les cellules fœtales euploïdes ne peuvent être identifiées par cette approche.

Une des limitations de ces approches provient du fait que les cellules fœtales circulantes dans le sang sont présentes en très faible  
20 concentration. Des études fondées sur la détection par PCR du chromosome Y sur des échantillons de sang sans sélection préalable ont permis d'évaluer le nombre moyen de cellules fœtales à environ 1 cellule par millilitre de sang (7). D'autre part, il a été montré que des cellules fœtales d'origine myeloïde ou lymphoïde sont encore présentes dans le sang maternel jusqu'à 27 ans après une grossesse ou une fausse-couche  
25 (8). Leur isolement ne s'associe donc pas à la certitude qu'elles dérivent de la grossesse en cours. On conçoit donc aisément les difficultés techniques de développement d'un diagnostic prénatal sur sang maternel utilisable en routine.

- Plusieurs auteurs ont cependant proposé d'améliorer la sensibilité de la détection des cellules fœtales dans le sang maternel par l'enrichissement de la population cellulaire contenue dans le sang maternel en cellules fœtales ou par la séparation des cellules fœtales contenues dans le sang maternel (pour revue 1, 2).
- En particulier, l'état de la technique comprend l'enseignement de procédés de séparation des cellules fœtales circulantes fondées sur leurs propriétés d'affinité vis-à-vis de certains anticorps.
- Il est par exemple décrit dans la demande de brevet WO 97/42503 (BIOCOM S.A.) un procédé d'immunoséparation magnétique de cellules fœtales consistant à fixer les cellules fœtales sur des billes paramagnétiques sur lesquelles ont été fixés des anticorps dirigés contre des antigènes exprimés à la surface des cellules fœtales. Il est encore décrit dans le brevet WO90/06509 (Flinders Technologies Pty, Ltd) une méthode d'isolement de cellules trophoblastiques pour le diagnostic prénatal à l'aide d'anticorps reconnaissant des antigènes exprimés à la surface des cellules trophoblastiques. Cependant, aucun anticorps spécifique exclusivement des cellules fœtales n'a été mis en évidence à l'heure actuelle.
- A titre d'exemples de méthodes d'enrichissement d'une population de cellules issues de sang maternel en cellules fœtales, on citera en particulier les brevets US 5,714,325 (New England Medical Center Hospitals), US 5,580,724 (Board of Regents, The University of Texas System), et US 5,646,004 (Activated Cell Therapy, Inc.).
- Le brevet US 5,714,325 enseigne une méthode d'enrichissement en granulocytes fœtaux par séparation des granulocytes fœtaux des cellules maternelles à l'aide d'anticorps reconnaissant des antigènes exprimés à la

surface des granulocytes fœtaux, en particulier à l'aide de la combinaison d'un anticorps anti-CD71 (récepteur de la transferrine) et d'un anticorps antiglycophorine A.

Le brevet US 5,580,724 décrit une autre méthode d'enrichissement en cellules fœtales d'une population de cellules issues de sang maternel par stimulation *in vitro* de la prolifération des cellules fœtales à l'aide de facteurs de croissance spécifiques.

L'enrichissement en cellules fœtales peut aussi être réalisé par centrifugation d'un échantillon de sang dans une solution avec gradient de densité (PERCOLL, FICOLL, albumine, sucre ou dextran par exemple) comme décrit dans le brevet US 5,646,004.

Cependant, il s'avère que ces protocoles comprenant plusieurs étapes d'isolement peuvent endommager les cellules fœtales et donner lieu à des pertes cellulaires significatives. De plus, aucune des ces méthodes ne permet un enrichissement de la population de cellules issues du sang maternel en cellules fœtales qui soit suffisamment important pour envisager en routine, un diagnostic prénatal, spécifique et sensible. La sensibilité d'un diagnostic sur cellules fœtales est en fait directement corrélée à la pureté des préparations de cellules fœtales utilisées pour le diagnostic. Or, aucune des méthodes d'enrichissement citées précédemment ne permettent l'obtention de populations de cellules fœtales non apoptotiques et suffisamment pures, en particulier non exemptes de cellules d'origine maternelle.

Il existe par conséquent, un réel besoin de développer de nouvelles méthodes de diagnostic non-invasives dont la sensibilité et la spécificité du diagnostic seraient très élevées, et de manière préférée, proches de 100%.

Au vu de l'état de la technique et de la nature des cellules fœtales circulantes dans le sang maternel, l'invention résulte de la constatation que seul un procédé permettant une concentration suffisante en cellules fœtales, associé à leur examen morphologique, et à l'analyse génétique ciblée sur le génome de cellules uniques, est susceptible de surmonter les inconvénients des méthodes existantes.

Un procédé de séparation des cellules épithéliales pathogéniques circulantes dans le sang, et en particulier des cellules tumorales par filtration d'un échantillon de liquide biologique, est décrit dans la demande de brevet FR 2 782 730. Celui-ci est basé sur la constatation que la taille des cellules épithéliales circulantes est légèrement supérieure aux cellules hématopoïétiques. Vona *et al.* (9) ont utilisé ce procédé de filtration pour détecter et identifier différentes lignées cellulaires cancéreuses mélangées en très faible concentration dans un échantillon de sang (1 à 3 cellules par millilitre de sang) ainsi que des cellules tumorales isolées de patients atteints de cancer du foie.

Les inventeurs ont maintenant montré qu'il est possible de combiner la méthode de filtration des cellules décrites par Vona *et al.*, l'analyse immunologique ou cytologique des cellules retenues par filtration et une méthode d'analyse génétique ciblée sur une cellule individuelle pour permettre une concentration suffisante des cellules en cellules d'origine fœtale et la mise en œuvre d'un diagnostic prénatal sur le génome d'une cellule fœtale unique isolée du sang maternel et dont l'origine fœtale est présumée ou clairement démontrée. En particulier, la présente invention permet, de manière inattendue, d'enrichir une population de cellules issues du sang maternel en cellules fœtales d'un facteur supérieur à six millions. Il est en effet possible de détecter par la méthode de l'invention, de 1 à 7 cellules fœtales pour 2 ml de sang maternel analysé. Compte tenu de ces données, on peut donc en conclure que le procédé de l'invention permet

d'isoler la quasi-totalité des cellules fœtales présentes dans le sang maternel. En outre, après filtration et collecte des cellules par microdissection, les inventeurs ont montré qu'il est possible d'observer deux types cellulaires caractéristiques, l'un mononucléé de type cytотrophoblaste d'un diamètre compris entre 14 et 20 µm environ et l'autre pluri nucléé de type syncytiotrophoblaste d'un diamètre compris entre 44 et 47 µm environ.

Une étude menée sur 13 femmes à 11-12 semaines de grossesse, a démontré qu'il est possible de diagnostiquer le sexe masculin des fœtus par l'analyse de 2 millilitres de sang maternel via la détection de séquences spécifiques du chromosome Y dans le génome de cellules uniques microdisséquées. Il a en outre été montré qu'il est possible de déterminer par allèlotypage, l'origine fœtale ou maternelle de ces mêmes cellules isolées.

Ainsi, la présente invention découle, en partie, de la découverte que les cellules fœtales peuvent être concentrées par la mise en œuvre du procédé de filtration tel que décrit dans la demande FR 2 782 730. L'invention découle aussi en partie de la démonstration que l'analyse morphologique des cellules retenues sur le filtre permet d'établir une présomption sur l'origine fœtale ou maternelle de ces cellules et leur analyse génétique permet la démonstration de leur origine fœtale ou maternelle. Enfin, l'invention découle de la démonstration que la méthode de diagnostic prénatal peut être mise en œuvre à une période précoce de la grossesse et sur un volume limité de sang maternel prélevé.

Par « Diagnostic prénatal », il faut comprendre à la fois la recherche d'une caractéristique particulière du fœtus (par exemple le sexe) ou encore la recherche d'une anomalie génétique ou de tout type de pathologie génétique (altération de l'ADN), infectieuse (virale, bactérienne ou

parasitaire) ou métabolique (altération de la synthèse des ARN messagers et/ou des protéines) pouvant être détecté à partir de l'analyse génétique des cellules fœtales isolées.

Ainsi, selon les modes de réalisation de l'invention choisis, le diagnostic prénatal consiste à rechercher une anomalie génétique ou chromosomique sur l'ADN d'une cellule fœtale, une pathologie génétique ou infectieuse (virale, bactérienne ou parasitaire), ou, un génotype précis, et en particulier le sexe génétique du fœtus.

Par « Méthode peu invasive ou non invasive », il faut comprendre une méthode qui n'implique pas de prélèvement de tissus ou cellules fœtales par biopsie et/ou effraction de la barrière placentaire.

Ainsi, l'invention porte sur une méthode de diagnostic prénatal sur cellules fœtales isolées du sang maternel comprenant les étapes suivantes :

- a) la filtration d'un échantillon de sang maternel pur ou dilué, de façon à concentrer sur un filtre selon leur taille certaines cellules circulantes et en particulier des cellules d'origine fœtale;
- b) l'analyse des cellules retenues sur le filtre afin d'obtenir une présomption sur leur origine fœtale ou maternelle ; et,
- c) le diagnostic prénatal par l'analyse génétique d'au moins une cellule dont l'origine fœtale est présumée ou démontrée.

Pour les besoins du diagnostic prénatal selon l'invention, un échantillon de sang est prélevé de la femme enceinte. Dans un mode de réalisation particulier de l'invention, un échantillon de sang maternel est prélevé après la cinquième semaine de grossesse. Cependant, le prélèvement de l'échantillon de sang maternel et la méthode de diagnostic selon l'invention peuvent être réalisés à tout moment, de la cinquième semaine de grossesse jusqu'à la fin de la grossesse. Dans un mode de réalisation

préféré de l'invention, le prélèvement et la méthode de diagnostic sont réalisés entre la 10<sup>ème</sup> et la 15<sup>ème</sup> semaine de grossesse. On prélevera généralement entre 3 et 20 millilitres de sang maternel, de préférence entre 5 et 10 millilitres. Si, pour des raisons pratiques, on prélève entre 3 et 20 millilitres de sang maternel, il faut bien comprendre que l'analyse ultérieure des cellules fœtales isolées décrite ci-après, peut être réalisée sur un volume d'échantillon de sang prélevé plus limité, par exemple compris entre 1 et 10 millilitres, de préférence entre 2 et 5 millilitres. Afin d'augmenter la sensibilité du diagnostic, il est possible de réaliser plusieurs prélèvements indépendants afin de répéter le diagnostic sur différents échantillons indépendants. En outre, dans un mode de réalisation préféré de l'invention, il est possible de prélever en parallèle un échantillon de sang chez le père, et un échantillon de cellules chez la mère, par exemple par prélèvement de cellules buccales par « scraping » ou de sang avant la grossesse, et de réaliser à partir du matériel prélevé, une recherche de marqueurs spécifiques des cellules paternelles et des cellules maternelles. Cette étude parallèle permet d'identifier des marqueurs génétiques spécifiques du père et de la mère, qui pourront être utilisés pour démontrer l'origine fœtale des cellules isolées par filtration selon le mode de réalisation décrit plus loin.

L'invention résulte de l'observation que les cellules fœtales épithéliales circulantes dans le sang ont un diamètre supérieur aux cellules hématopoïétiques maternelles et peuvent être isolées selon des procédés de filtration adaptés de ceux décrits pour l'isolement de cellules pathogéniques circulantes dans le sang tels que ceux décrits dans la demande de brevet FR 2782730.

Ainsi, selon la méthode de l'invention, l'échantillon de sang prélevé est filtré de façon à concentrer sur le filtre, selon leur taille, certaines cellules

circulantes d'origine foetale ou maternelle et les séparer ainsi des cellules hématopoïétiques, en particulier des leucocytes maternels.

Préalablement à l'étape de filtration, tout procédé permettant l'enrichissement de la population cellulaire issue de l'échantillon de sang, 5 en cellules d'origine foetale peut être mis en œuvre. Dans une forme de réalisation de l'invention, un enrichissement de la population en cellules foetales est réalisé par le tri des cellules en fonction de l'expression de marqueurs de surfaces exprimés par les cellules foetales pour diminuer la proportion de cellules d'origine maternelle. Les techniques de tri des 10 cellules sont par exemple le FACS, le tri sur colonne d'immunoaffinité ou immunomagnétique (MACS) ou toute technique susceptible d'obtenir un enrichissement d'un type cellulaire sur la base de caractéristiques physiques (densité) ou structurelles (antigènes spécifiques notamment).

Afin de faciliter la filtration, dans un mode de mise en œuvre particulier, on 15 procède avant l'étape de filtration à la dilution de l'échantillon de sang dans une solution de filtration, ladite solution de filtration consistant en un réactif de lyse des globules rouges et/ou de fixation des cellules nucléées. Un exemple de solution de filtration comprend un détergent capable de dégrader la membrane des globules rouges, tel que la saponine, et un 20 fixateur capable de stabiliser la membrane des cellules nucléées tel que le formaldéhyde.

Dans un mode de mise en œuvre préféré, l'échantillon de sang maternel est dilué de 10 à 100 fois environ dans la solution de filtration.

La filtration de l'échantillon de sang maternel pur ou dilué est réalisée à 25 l'aide d'un filtre poreux permettant de séparer les cellules selon leur taille. La porosité du filtre est choisie de manière à laisser passer les éléments figurés du sang, notamment les érythrocytes, les plaquettes et les

leucocytes maternels et à retenir certaines cellules nucléées et en particulier des cellules larges (épithéliales ou précurseurs hématopoïétiques) d'origine maternelle et fœtale.

Avantageusement, on utilise un filtre de porosité comprise entre 6 et 15 µm et d'une densité adaptée selon la porosité choisie et apte à retenir les cellules tout en évitant le colmatage de celles-ci lors de la filtration. De préférence, le filtre présente des pores sensiblement cylindriques d'un diamètre d'environ 8 µm et de densité comprise entre  $5.10^4$  et  $5.10^5$  pores/cm<sup>2</sup>. De manière encore préférée, le filtre utilisé est calibré de façon à ce que l'ensemble des pores présente un diamètre sensiblement identique. Un exemple de filtre utilisable dans le procédé de l'invention est une membrane filtrante calibrée de polycarbonate de type « Track-Etched membrane » d'une densité de pores de  $1x10^5$  pores/cm<sup>2</sup>, d'une épaisseur de 12µm et d'une taille des pores de 8µm, telle que celle commercialisée par Whatman®.

Les cellules retenues sur le filtre peuvent être observées sous microscope, par exemple après coloration à l'hématoxyline et l'éosine de manière à analyser leur morphologie. Il est à ce stade possible d'envisager de reconnaître sur la base de caractères morphologiques les cellules d'origine fœtale et en particulier, les cellules cytotrophoblastiques, mononucléées, présentant un grand noyau, une chromatine condensée et un cytoplasme réduit, d'un diamètre compris entre 14 et 20 µm et les cellules syncytiotrophoblastiques d'un plus grand diamètre (de 44 à 47 µm) et plurinucléées.

L'analyse des cellules retenues sur le filtre permet d'obtenir des indications sur l'origine fœtale ou maternelle de chacune de ces cellules. En particulier, en vue d'un diagnostic sensible et spécifique, l'étape de filtration sera répétée si aucune cellule présumée d'origine fœtale n'est observée sur le



5 filtre après une première filtration. Selon les modes de réalisation, l'analyse génétique sera établie sur l'ensemble des cellules retenues sur le filtre et comprenant certaines cellules dont l'origine fœtale est présumée, ou sur le génome d'une ou de quelques cellules dont l'origine fœtale est présumée, voire démontrée.

Dans un mode de mise en oeuvre particulier, on procède à l'analyse de présomption de l'origine fœtale ou maternelle des cellules retenues sur le filtre par la recherche de la présence de marqueur(s) immunologique(s) ou cytologique(s) caractéristique(s) des cellules fœtales.

10 On entend par marqueur immunologique caractéristique des cellules fœtales tout antigène ou combinaison d'antigènes dont l'expression est significativement différente entre les cellules fœtales et les cellules maternelles, et qui peut être détectée à l'aide d'un anticorps ou d'une combinaison d'anticorps dirigés spécifiquement contre ledit antigène ou 15 combinaison d'antigènes. Des exemples de tels marqueurs immunologiques sont en particulier les antigènes associés aux cellules trophoblastiques décrits dans la demande de brevet WO 90/06509. La recherche de la présence de marqueurs immunologiques caractéristiques des cellules fœtales consiste par exemple :

- 20 - en la mise en contact des cellules contenues dans l'échantillon de sang maternel avec au moins un anticorps dirigé contre un antigène caractéristique des cellules fœtales ; et,
- la détermination sur les cellules retenues sur le filtre d'une liaison spécifique dudit anticorps avec un antigène exprimé à la surface 25 desdites cellules,
- ladite mise en contact des cellules avec l'anticorps pouvant être réalisée avant ou après l'étape de filtration. Les anticorps choisis peuvent être du type polyclonal ou monoclonal.

Un exemple d'antigène caractéristique des cellules fœtales est l'antigène de la phosphatase alcaline placentaire.

Dans un autre mode de mise en œuvre, on peut procéder à l'analyse de présomption de l'origine fœtale des cellules par la détermination de marqueurs cytologiques spécifiques des cellules cytotrophoblastiques et/ou syncytiotrophoblastiques. Les marqueurs cytologiques utilisables comprennent l'ensemble des caractéristiques cytologiques des cellules fœtales permettant de les différencier des autres types de cellules circulantes susceptibles d'être retenues sur le filtre, en particulier, la taille des cellules, la forme des cellules, la présence et la taille d'organites particuliers, la taille et le nombre de noyau, la structure de la chromatine, etc., ou toutes combinaisons particulières de ces caractéristiques cytologiques. Les caractères cytologiques peuvent être observés par coloration des cellules à l'aide de colorants classiquement utilisés en cytologie, en particulier l'hématoxylène-éosine et par l'observation des cellules marquées en microscopie optique.

Pour le diagnostic prénatal d'une anomalie chromosomique ou du sexe du fœtus, dans un mode de mise en œuvre particulier, on procède à l'hybridation *in situ* de sondes spécifiques de l'anomalie chromosomique ou du sexe à détecter, sur le génome des cellules retenues sur le filtre, et à la recherche d'une hybridation spécifique sur le génome des cellules dont l'origine fœtale est présumée. Des sondes spécifiques d'une séquence chromosomique peuvent notamment être des sondes d'ADN ou de type PNA (peptid nucleic acid) (11). Un exemple de technique d'hybridation *in situ* est connu sous le nom de la méthode FISH (Fluorescence In Situ Hybridization) (10), mais toute méthode connue de l'homme du métier permettant de détecter sur le génome d'une cellule une anomalie chromosomique ou les chromosomes sexuels à l'aide de sondes spécifiques, peut être utilisée dans le cadre de la méthode de l'invention.



- Citons à titre d'exemples d'anomalies chromosomiques pouvant être détectées, la trisomie 13, la trisomie 18, la trisomie 21, le syndrome de Turner, le syndrome Penta X, le syndrome XYY ou le syndrome de Klinefelter.
- 5 Dans un autre mode de réalisation particulièrement préféré de l'invention, après l'analyse de présomption de l'origine fœtale ou maternelle des cellules, les cellules dont l'origine fœtale est présumée sont collectées individuellement. Par collecte individuelle des cellules, il faut comprendre toute méthode qui permet de collecter une cellule individuelle spécifique retenue sur le filtre en vue de son analyse ultérieure indépendamment des autres cellules retenues sur le filtre. Dans un mode de réalisation préféré, des cellules retenues sur le filtre sont collectées individuellement par microdissection. La collecte individuelle d'une cellule par microdissection consiste à découper (ou microdisséquer) au laser la partie de la membrane filtrante sur laquelle est retenue une cellule, puis à récupérer la cellule unique collectée dans un tube approprié. Celle-ci est alors apte à subir les différentes analyses permettant le diagnostic prénatal telles qu'exposées plus loin.
- 10 15
- La collecte individuelle des cellules permet de cibler avantageusement l'analyse génétique sur le génome d'une cellule unique. Elle permet en outre de réaliser le diagnostic prénatal sur le génome d'une cellule unique dont l'origine fœtale est démontrée par analyse génétique. Ainsi, par ce mode de réalisation de l'invention, on obtient de manière avantageuse du matériel génétique pur, c'est à dire, dérivé d'une cellule unique, et utilisable à la fois pour la démonstration de l'origine fœtale de la cellule analysée et pour le diagnostic prénatal.
- 20 25
- Tout type de méthode d'analyse génétique peut être utilisé pour démontrer l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule unique collectée ou procéder au

diagnostic prénatal dès lors que ces méthodes sont suffisamment sensibles pour identifier sur une cellule unique le ou les caractères recherchés.

Une méthode d'analyse préférée est l'analyse par allélotypage des cellules collectées, en particulier par l'identification de marqueurs microsatellites spécifiques.

Il est par conséquent possible de réaliser

- la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle des cellules, et/ou,
- le diagnostic prénatal,

par l'identification sur une préparation d'ADN dérivée du génome d'une cellule unique collectée, d'un ou plusieurs marqueurs génétique(s) ou de polymorphisme ou d'une combinaison de ces marqueurs, ou d'un dosage allélique particulier de ces marqueurs.

On entend par marqueur génétique, toute caractéristique génétique, par exemple une mutation particulière d'un gène, associée spécifiquement à un phénotype ou à une pathologie génétique ou infectieuse du fœtus.

Par marqueur de polymorphisme, il faut comprendre toute caractéristique identifiable sur l'ADN dont la présence est corrélée à un génotype particulier. On peut citer par exemple les marqueurs de polymorphisme de longueur de fragments de restriction (RFLP), les marqueurs SNP (Single Nucleotide Polymorphism), les marqueurs micro-satellites, les marqueurs VNTR (Variable Number of Tandem Repeats) ou STR (Short Tandem Repeats):

Les marqueurs micro-satellites sont particulièrement préférés pour la caractérisation des cellules et la mise en œuvre du diagnostic prénatal.

Dans un mode de réalisation de l'invention, au moins un marqueur de

polymorphisme à identifier est un marqueur microsatellite; un marqueur VNTR (Variable Number of Tandem Repeats) ou un marqueur STR (Short Tandem Repeats). Ceux-ci présentent en effet l'avantage d'être identifiables par l'amplification à l'aide d'amorces spécifiques. Les 5 marqueurs micro-satellites, VNTR ou STR, sont composés de répétitions en tandem, le plus souvent de motifs polyCA/GT. Les variations alléliques, dues à la variation du nombre des répétitions, sont aisément détectées par amplification de type PCR, grâce à l'utilisation d'amorces correspondant aux séquences uniques flanquant le microsatellite. Une carte physique de 10 ces marqueurs microsatellites et la séquence de leurs amorces associées sont décrits par Dib *et al.* (12). Par cette méthodologie, la mise en évidence d'une contribution biparentale au génotype des cellules analysées permet d'établir de manière certaine l'origine fœtale des cellules analysées. En outre, la présence de marqueurs microsatellites particuliers peut être 15 spécifiquement recherchée pour le diagnostic prénatal, notamment pour le diagnostic d'altérations chromosomiques particulières.

Afin de démontrer l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule unique collectée, dans un mode de mise en oeuvre particulier, on procède à la recherche d'un marqueur ou d'une combinaison de marqueurs ou d'un 20 dosage allélique de ces marqueurs se distinguant de ceux du génome de cellules maternelles, en particulier par la recherche sur le génome de ladite cellule collectée, d'un marqueur ou d'une combinaison de marqueurs spécifique de l'ADN de cellules paternelles. Afin d'identifier des marqueurs spécifiques du père et de la mère, l'ADN paternel, par exemple issu du 25 prélèvement d'un échantillon de sang du père, et l'ADN maternel, par exemple issu du prélèvement d'un échantillon de sang maternel, ou de cellules buccales, sont analysés en parallèle.

Dans le cas où le sexe du fœtus est connu et de sexe masculin, un marqueur spécifique de l'ADN des cellules fœtales peut être un marqueur

génétique spécifique du chromosome Y ou une combinaison de tels marqueurs.

Avantageusement, préalablement à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou au diagnostic prénatal, ladite cellule collectée est lysée et l'ensemble de son génome est pré-amplifié, par exemple à l'aide d'amorces générées couvrant toutes les séquences possibles selon les méthodes connues de préamplification par extension d'amorces (PEP, Primer Extension Preamplification) (13) ou encore la méthode DOP-PCR. Ces méthodes permettent d'amplifier la totalité du génome d'une seule cellule. La préparation d'ADN pré-amplifié ainsi obtenue et dérivée de l'ADN d'une cellule unique peut alors être purifiée et utilisée en tant que matériel génétique pour la détection spécifique de marqueurs génétiques ou de polymorphisme.

De manière préférée, on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou au diagnostic prénatal par l'amplification de marqueurs génétiques ou de polymorphisme ou d'une combinaison de ces marqueurs, à partir de la préparation d'ADN pré-amplifié dérivée de l'ADN d'une cellule unique. Toute technique permettant l'amplification spécifique d'un acide nucléique donné peut être utilisée dans le procédé de l'invention. Citons à titre d'exemple la méthode d'amplification PCR (Polymerase Chain Reaction) ou les méthodes d'amplification isotherme telles que la TMA (transcription mediated amplification), la NASBA (nucleic acid sequence based amplification), la 3SR (self sustained sequence replication) ou l'amplification par déplacement de brin (strand displacement amplification).

Les méthodes d'amplification et en particulier, la méthode PCR, sont suffisamment sensibles pour être mises en œuvre à partir de moins d'un cinquième de la préparation d'ADN pré-amplifié. Par conséquent, chaque

préparation d'ADN pré-amplifié d'une cellule collectée peut être utilisée pour l'amplification de cinq marqueurs différents au moins.

En particulier, les amplifications réalisées permettent la détection de marqueurs microsatellites. A titre d'illustration, il est présenté, en exemple, 5 la détection de marqueurs microsatellites pour la démonstration de l'origine fœtale de cellules isolées selon le procédé de l'invention par amplification PCR des préparations d'ADN préamplifié. L'amplification PCR permet aussi de détecter des mutations de type délétions, ou micro-délétions associées à un caractère génétique ou à une pathologie spécifique. Les séquences 10 susceptibles de porter la délétion sont amplifiées et les produits d'amplification sont séparés selon leur taille, par exemple par électrophorèse. La présence de délétions est détectée par la présence d'un produit d'amplification de taille inférieure aux produits d'amplification ne portant pas de délétion.

15 Les produits d'amplifications peuvent aussi être séquencés, en particulier pour caractériser de manière précise les marqueurs recherchés et notamment les mutations ou génotypes recherchés en vue d'un diagnostic prénatal. Ainsi, dans un mode de réalisation particulier, on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou 20 au diagnostic prénatal par le séquençage des marqueurs amplifiés. A titre d'exemple, il est possible de détecter par la méthode de l'invention, certaines mutations du gène CFTR associées au diagnostic de la mucoviscidose telle que la microdélétion ΔF 508 du gène CFTR.

Il est encore possible de diagnostiquer la trisomie 21 par l'amplification 25 PCR de marqueurs VNTR du chromosome 21 tels que les marqueurs D21S1414 et D21S1411 et le dosage allélique de ces marqueurs.

- Dans un autre mode de mise en œuvre de la méthode de l'invention, on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée individuellement et/ou au diagnostic prénatal par l'hybridation de tout ou partie de la préparation d'ADN pré-amplifié avec des sondes d'ADN spécifiques. Les sondes d'ADN sont choisies de manière à s'hybrider spécifiquement sur les marqueurs génétiques ou de polymorphismes pour leur identification. L'hybridation des sondes sur les marqueurs peut être détectée selon les techniques classiques de détection des complexes d'hybridation d'acides nucléiques de type slot blot, Southern blot ou avantageusement aujourd'hui par des puces à ADN ou micro-réseaux ou macro-réseaux (14). Des sondes moléculaires peuvent par exemple être choisies pour la détection spécifique de la fibrose cystique, des dystrophies musculaires, de la maladie de Gaucher, des hémoglobinopathies, de l'hémophilie, des phénylcétonuries ou de la mucoviscidose.
- Ainsi, dans un mode de réalisation de l'invention, les sondes d'ADN spécifiques des marqueurs génétiques ou de polymorphisme à identifier sont fixées sur un support formant une puce à ADN ou micro-réseaux ou macro-réseaux. La préparation d'ADN pré-amplifié est par exemple marquée à l'aide d'un marqueur radioactif ou fluorescent, et mise en contact avec la puce à ADN ou micro-réseaux ou macro-réseaux comportant les sondes spécifiques. L'intensité d'hybridation est mesurée pour chaque spot contenant une sonde spécifique, déterminant ainsi avec une grande sensibilité la présence des marqueurs recherchés sur l'ADN d'une cellule collectée.
- Le choix des marqueurs génétiques ou de polymorphisme utilisés dépend bien sûr du génotype à rechercher. Des exemples de marqueurs utilisables selon les diagnostics prénatals sont décrits dans l'état de la technique. L'homme du métier pourra par exemple se référer à la revue suivante :

*Diagnostics prénatals et biologie moléculaire*, F. Forestier et DF Schroderet, Ed. Tec et Doc Lavoisier 1997 (15).

Une méthode alternative pour déterminer des gains et pertes de chromosomes en vue d'un diagnostic prénatal est la méthode d'hybridation génomique comparative (CGH), consistant (i) à comparer l'hybridation sur une préparation chromosomique, cosmidique ou sur une puce à ADN, d'une préparation d'ADN pré-amplifié dérivée du génome d'une cellule unique collectée après filtration selon le procédé, et d'une préparation d'ADN pré-amplifié issue de cellules d'origine maternelle ou de cellules de référence non fœtales, les deux préparations ayant été marquées à l'aide de marqueurs différents et (ii) à identifier les différences d'hybridation entre l'ADN de la cellule collectée après filtration et l'ADN maternel (16). Ainsi, dans un mode de réalisation de l'invention, on procède au diagnostic prénatal par une méthode d'hybridation génomique comparative (CGH) d'une préparation d'ADN pré-amplifié issue de l'ADN d'une cellule unique collectée et dont l'origine fœtale est démontrée, et d'une préparation d'ADN pré-amplifié de cellules d'origine maternelle ou de cellules de référence non fœtales.

Un autre aspect de l'invention concerne une méthode d'obtention d'une population de cellules fœtales dérivées d'une population de cellules isolée du sang maternel et concentrée en cellules d'origine fœtale, ledit procédé comprenant les étapes suivantes :

- a) La filtration d'un échantillon de sang pur ou dilué, prélevé d'une femme enceinte, de façon à concentrer sur un filtre selon leur taille certaines cellules circulantes et en particulier les cellules d'origine fœtale ; et
- b) la remise en culture des cellules retenues sur le filtre pour l'obtention d'une culture de cellules concentrées en cellules fœtales.

Le procédé décrit ci-dessus résulte de la constatation par les inventeurs que, de façon inattendue, le procédé de l'invention permet de concentrer de manière particulièrement importante, une population de cellules isolées du sang maternel en cellules d'origine fœtale. Elle résulte en outre de la 5 constatation que le procédé de l'invention n'affecte pas ou peu la viabilité des cellules.

En outre, à partir des populations de cellules obtenues par le procédé ci-dessus, il est possible d'obtenir des cultures pures de cellules fœtales selon les techniques de clonage et d'expansion connues de l'homme du 10 métier. Les populations pures ou enrichies en cellules fœtales obtenues par le procédé trouvent leurs applications en particulier dans la préparation d'un produit de thérapie cellulaire comprenant lesdites cellules fœtales ou des cellules issues de leur différenciation.

L'ensemble des méthodes décrites ci-dessus reposent sur l'existence et la 15 mise au point d'un dispositif spécifique nommé ISET (acronyme anglais pour Isolation by Size of Epithelial Tumor Cells) et décrit dans EP 0513 139 et comprenant sur un bâti :

- un filtre poreux apte à retenir certaines cellules circulantes selon leur taille, monté entre deux dispositifs de serrage, respectivement en amont 20 et en aval du sens de filtration, et destiné à l'étanchéité de la filtration,
- le bloc amont comprenant des moyens de stockage et/ou de pré-traitement des échantillons à analyser,
- le bloc aval comprenant des perforations en regard des moyens de stockage pour collecter les déchets,
- des moyens de filtration forcée.

Ainsi, l'invention porte sur l'adaptation et l'utilisation d'un dispositif de ce type à la filtration de cellules fœtales présentes dans le sang maternel.

Par adaptation et utilisation, on entend :

- l'incorporation dans le dispositif d'un filtre de porosité, de préférence calibré, apte à retenir les cellules d'un diamètre moyen supérieur à 10 µm, et de préférence supérieur à 15 µm. Un filtre de porosité moyenne de 8 µm a été démontré comme répondant à ces caractéristiques recherchées ;
- l'adaptation de la densité des pores sur le filtre, en fonction de taille des pores afin d'optimiser la capacité de filtration,
- l'adaptation de la pression appliquée sur les moyens de filtration à la conservation de l'intégrité physique des cellules fœtales recherchées ;
- l'adaptation du milieu de dilution de l'échantillon de sang maternel à la conservation de l'intégrité et de la viabilité des cellules recherchées.

L'invention porte plus particulièrement sur l'utilisation d'un dispositif de filtration de type ISET, à l'isolement de cellules fœtales du sang maternel et comportant un filtre de porosité moyenne comprise entre 6µm et 15 µm, et de préférence d'environ 8 µm.

Elle porte aussi sur l'utilisation d'un dispositif de type ISET dans lequel le filtre présente des pores d'un diamètre d'environ 8 µm et une densité de pores comprise entre  $5.10^4$  et  $5.10^5$ .

Elle porte enfin sur l'utilisation d'un dispositif de filtration de type ISET dans lequel la pression de filtration appliquée est comprise entre 0,05 bars et 0,8 bars, et de préférence environ 0,1 bars.

Les exemples ci-après et les figures qui suivent illustrent un mode de réalisation de la méthode de diagnostic prénatal et son application à la détection du sexe fœtal. Ils en démontrent en outre sa sensibilité et sa spécificité.

Plus précisément, dans l'exemple qui suit, la méthode de diagnostic a été mise en œuvre sur les cellules isolées du sang de 13 femmes enceintes. La méthode mise en œuvre comprend la détection des cellules fœtales par leur analyse morphologique et des marqueurs spécifiques du sexe masculin (amorces d'amplification des séquences du chromosome Y). Elle comprend en outre la démonstration de l'origine fœtale des cellules retenues sur le filtre par allélotypage au moyen de l'amplification PCR de marqueurs microsatellites. Les résultats montrent que la méthode de diagnostic est particulièrement sensible puisque, chez les mères portant des fœtus de sexe féminin, 100% des cellules sont négatives au test du chromosome Y. De plus, l'analyse de marqueurs microsatellites spécifiques (STR, ou Short Tandem Repeats) sur 11 cellules isolées révèlent que 6 d'entre elles ont un profil de type « cellules fœtales » et 5 ont un profil « maternel ». Ces résultats sont en accord avec les résultats obtenus sur la détection du chromosome Y. Ils constituent la preuve moléculaire que le test permet, en parallèle, la détection spécifique de cellules fœtales et la réalisation d'un diagnostic prénatal particulièrement sensible et spécifique.

Bien entendu, cet exemple n'est pas limitatif, et la méthode de l'invention est applicable au diagnostic prénatal de toute caractéristique fœtale dès lors que celle-ci peut être identifiée à partir d'une cellule fœtale isolée, individualisée et caractérisée, selon les moyens décrits ci-dessus.

**LEGENDE DES FIGURES**

Figure 1 : gel de polyacrylamide des produits d'amplification par PCR réalisée sur les cellules trophoblastiques obtenues par le procédé de l'invention. Les différents points numérotés 1 à 42 représentent :

Pistes 1 à 21 : test de spécificité des amores Y par l'amplification de l'ADN obtenu de 20 femmes (pistes 1 à 12 et 14 à 21) et d'un homme (piste 13, contrôle positif). Le test est négatif pour les échantillons d'ADN de femmes, et positif pour l'ADN d'un homme.

Pistes 22 à 42 : test PCR des amores Y sur les cellules individuelles isolées du sang de mère portant un fœtus de sexe masculin (pistes 23, 25, 27, 29, 31, 33, 34, 36 et 38).

Le test des amores Y est positif pour l'ADN des cellules fœtales de sexe masculin des pistes 25, 29, 33, 36 et 38.

Le test des amores Y est négatif pour l'ADN des cellules maternelles pistes 23, 27, 31 et 34.

Pistes 22, 24, 26, 28, 30, 32, 35, 37 et 39 : Résultat des contrôles négatifs correspondant au tampon sans échantillon inséré à l'étape de lyse des cellules et conduit jusqu'à la fin du test.

Pistes 41 et 42 : Résultat des contrôles positifs : Une cellule HuH6 (piste 40), 5 ng et 2 ng d'ADN dérivé de leucocytes du sang de 3 hommes (pistes 41 et 42).

M : Marqueur de poids moléculaire ( $\Phi$ X174 *Hae*III digéré)

Figure 2 : analyse en microscopie des caractéristiques morphologiques des cellules fœtales circulantes isolées par ISET.

A : Cellules polynucléées syncitiotrophoblastiques

B : Cellules mononucléées présentant une morphologie de cytotrophoblastes, observée sur un filtre. Deux pores vides sont visibles en haut de la photo.

Figure 3 : génotypage à l'aide de marqueurs STR d'ADN parental et trophoblastique et d'ADN de cellules isolées du sang maternel et collectées individuellement après filtration.

10 Les électrophoretogrammes des produits amplifiés obtenus à l'aide des amorces spécifiques du marqueur STR (Short Tandem Repeat) D1653018 sont présentés.

15 A : Le marqueur STR utilisé dans ce cas ne permet pas de distinguer l'origine maternelle (M) ou paternelle (F) de l'ADN (état hétérozygote, allèles 250 pb et 262 pb). Cependant, l'ADN trophoblastique (T) présente un état homozygote pour un allèle (250 pb) et un profil identique est retrouvé pour une cellule fœtale (FC). Au contraire, une autre cellule microdisséquée (cellule maternelle, MC) présente un profil clairement maternel (état hétérozygote).

20 B : Dans cet exemple, le marqueur STR permet de distinguer l'origine paternelle ou maternelle des cellules. En effet, l'ADN trophoblastique (T) présente un allèle de 256 bp, aussi retrouvé sur l'ADN maternel (M) ; en revanche, l'ADN paternel présente un allèle différent de 258 bp. Les deux allèles, 256 bp et 258 bp, ont été détectés sur deux cellules microdisséquées, démontrant ainsi leur origine fœtale (FC).

**Exemple de mise en œuvre de la méthode de diagnostic prénatal sur cellules fœtales isolées du sang maternel : application à la détermination du sexe du fœtus**

**Résumé de l'étude**

L'étude a porté sur 13 femmes, enceintes de 11 à 12 semaines, portant un fœtus présentant un risque de pathologie génétique (6 fœtus de sexe masculin et 7 fœtus de sexe féminin) et recruté avec leur consentement. Deux millilitres de sang prélevé et récupéré dans un tampon EDTA ont été analysés. Le prélèvement a été réalisé avant tout protocole invasif et l'échantillon de sang a été filtré au plus tard 4 heures après son prélèvement. Le diagnostic du sexe du fœtus (par l'analyse de l'ADN) a été établi par prélèvement de villosités choriales.

**A. Méthodes**

Les échantillons de sang ont été dilués 10 fois dans un tampon de filtration contenant 0,175% de saponine, 0,2% de paraformaldéhyde, 0,0372% d'EDTA et 0,1% de BSA, puis filtrées à l'aide d'un filtre calibré de polycarbonate présentant des pores calibrés cylindriques de 8 µm de diamètre. Les cellules retenues sur le filtre ont été regroupées sur un spot circulaire de 0,6 cm de diamètre. Après coloration à l'eosine et à l'hématoxyline, les spots ont été analysés au microscope et une photographie de chaque cellule a été prise à fort et faible agrandissement. La taille des cellules a été déterminée à l'aide du logiciel Adobe Photoshop, en prenant comme référence la taille de 8 µm des pores. Les photos permettent de retrouver les cellules au microscope Pixcell II Arcturus (Mountain View, CA). La figure 2 illustre l'analyse microscopique obtenue par cette méthode.

On a réalisé la microdissection de chaque cellule par capture au laser sans aucun traitement préalable du filtre. Afin de s'assurer qu'une seule cellule est collectée à chaque fois, on a pris des photographies du filtre avant et après la microdissection et de la cellule microdisséquée déposée sur la capsule (CapSure™ HS). La cellule a ensuite été lysée dans 1,5 µl de tampon de lyse (100 mM Tris-HCl pH 8, 400 µg/ml proteinase K) pendant 16 heures à 37°C. Le lysat a été collecté après centrifugation et la protéinase K a été inactivée à 90°C pendant 10 minutes. Après une préamplification par extension d'amorces (PEP) comme décrit par Zhang et al. (voir plus haut), l'ADN a été précipité à l'éthanol et resuspendu dans 10 µl d'eau. Chaque échantillon a ensuite été testé, d'une part, avec les amorces HLA suivantes :

5'-GTGCTGCAGGTGTAAACTTGTACCAG-3'

5'-CACGGATCCGGTAGCAGCGGTAGAGTT-3',

les amorces HLA permettant de tester l'amplifiabilité de l'ADN (contrôle positif de l'amplification), et d'autre part, avec les amorces STR-spécifiques suivantes :

Marqueur D16S3018

(sens) 5'-6-FAM-GGATAAACATAGAGCGACAGTTC-3' et,

(anti-sens) 5'-AGACAGAGTCCCAGGCATT-3';

Marqueur D16S3031

(sens) 5'-TET-ACTTACCACTGTGCCAGTTG-3' et,

(antisens) 5'-ATACATGGGTCTTAAACCG-3' ;

Marqueur D16S539

(sens) 5'-HEX-GATCCCAAGCTTCTCTT-3' et,

(antisens) 5'-ACGTTGTGTGCATCTGT-3'.

Les échantillons ont aussi été testés avec les amores spécifiques du chromosome Y (amores Y : Y1.7 et Y1.9 telles que décrites dans la référence 17). Les PCR ont été mises en œuvre sur un volume de mélange réactionnel de 20 µl contenant 2 µl de produit PEP, 10 mM Tris-HCl, 50 mM KCl, 1,5 mM MgCl<sub>2</sub>, 0,01% gélatine, 200 mM de chaque désoxynucléotide, 20 picomoles de chaque amorce Y, HLA ou STR et 1 U de Taq polymérase (Perkin-Elmer Cetus, Emeryville, CA). Après une étape de dénaturation initiale à 94°C pendant 5 minutes, on a procédé à 40 cycles d'amplification (94°C 15 s, 60°C 30 s, 72°C 30 s) puis à une étape finale d'elongation à 72°C pendant 5 minutes dans un thermocycleur Perkin Elmer 9700. Des aliquots de 10 µl de produits d'amplification ont été analysés par électrophorèse sur un gel de 2% d'agarose.

Les résultats sont indiqués sur la figure 1. Les conditions de PCR pour l'amplification à l'aide d'amores spécifiques du chromosome Y ont été établies par l'amplification de 5 ng d'ADN dérivé de leucocytes du sang de 15 individus masculins puis par l'amplification du produit d'ADN pré-amplifié de cellules HuH6 (dérivées d'un carcinome hépato-cellulaire) filtrées et microdisséquées. Pour la PCR à l'aide des amores STR-spécifiques, après une dénaturation de l'ADN à 94°C pendant 5 minutes, on a procédé à 40 cycles d'amplification (94°C 30", 54°C 30", 72°C 20") suivie d'une phase d'elongation à 72°C pendant 5 minutes. Deux microlitres du premier produit de PCR ont été réamplifiés en utilisant les mêmes conditions PCR. Un microlitre du produit PCR final a été mélangé dans 20 µl de formamide désionisé et 0,4 µl de marqueur Genescan-500 TAMRA puis chargé dans 20 un séquenceur automatique ABI Prism 310. Les profils ont été analysés en utilisant le programme du logiciel Genescan (Perkin Elmer, Foster City, CA). L'allélotypage a été réalisé par amplification, en utilisant les mêmes amores STR, 1,5 ng d'ADN paternel dérivé de leucocyte du sang et/ou 1,5 ng d'ADN maternel dérivé de leucocyte avant la grossesse et 1,5 ng d'ADN trophoblastique obtenu d'un prélèvement de villosités chorioniques.

### ***Contrôle de la spécificité***

La spécificité des amorces Y a été testée par l'amplification de 10 ng d'ADN dérivé de leucocytes du sang de 20 femmes. Les précautions utilisées pour éviter toute contamination des produits de PCR ont été décrites précédemment (18). De plus, un contrôle négatif (le tampon sans l'échantillon) est intercalé pour chaque échantillon à l'étape de lyse et analysé comme les autres échantillons jusqu'à la fin du test. Lors de la réalisation de la microdissection, on a inclus au moins une microdissection d'un nouveau filtre (sans cellules) qui a été menée en parallèle avec les échantillons et les contrôles. On a répété l'amplification avec les amorces spécifiques du chromosome Y ou les amorces STR-spécifiques sur les échantillons et les contrôles, négatifs et positifs, pour vérifier la spécificité des résultats positifs.

### **B. Résultats**

La spécificité des amorces Y pour l'amplification de l'ADN obtenu de 20 femmes a été déterminée. Le test était négatif pour des échantillons d'ADN de femmes, et positif pour l'ADN d'un homme comme contrôle positif, comme il apparaît dans la figure 1 lorsque l'on compare les lignes 1 à 12, 14 à 21 (femmes) à la ligne 13 (homme).

Un test préliminaire a ensuite été réalisé sur du sang de mère portant un fœtus de sexe masculin. Les cellules retenues sur le filtre ont été microdisséquées et analysées à l'aide des amorces spécifiques du chromosome Y et de HLA définies en partie A. Le test avec les amorces HLA était positif pour toutes les cellules et le test avec les amorces Y était positif pour la moitié de ces cellules.

La figure 2 illustre le fait que sur les cellules révélées positives au test, les photographies prises de ces cellules sur le filtre révèlent deux types cellulaires présentant les caractéristiques morphologiques suivantes :

- des cellules mononucléées, de type cytotrophoblaste, d'un diamètre compris entre 14,3 et 19,9 µm (valeur moyenne 16,9 +/- 2), un grand noyau avec de la chromatine condensée et peu de cytoplasme, souvent avec quelques microvillosités à la surface des membranes,
- des cellules polynucléées, de type syncytiotrophoblaste d'un plus grand diamètre (généralement autour de 44-47 µm).

Vingt-trois cellules d'apparence morphologique « fœtale » issues d'échantillons de sang de femme portant un fœtus de sexe masculin et vingt-six cellules provenant du fœtus de sexe féminin ont été ensuite analysées par microdissection et amplification de séquences du chromosome Y. Les résultats sont exprimés dans le tableau 1 ci-après.

15

Tableau 1

Mères	Cellules collectées	Cellules Y positives	Cellules mononucléées (Y positives)	Cellules polynucléées (Y positives)
<u>Fœtus masculin</u>				
1	2	2	1 (1)	1 (1)
2	3	2	3 (2)	0
3	8	7	6 (5)	2 (2)
4	2	1	2 (1)	0
5	3	1	3 (1)	0
6	5	2	5 (2)	0
Total	23	15	20 (12)	3 (3)

Mères	Cellules collectées	Cellules Y positives	Cellules mononucléées (Y positives)	Cellules polynucléées (Y positives)
<u>Fœtus féminin</u>				
7	6	0	6	0
8	3	0	1	2
9	3	0	2	1
10	2	0	1	1
11	6	0	5	1
12	3	0	3	0
13	3	0	2	1
Total	26	0	20	6

Le nombre de cellules Y positives est indiqué entre parenthèses

Ce tableau démontre que le test avec les amores HLA a été positif sur toutes les cellules et le test avec les amores Y a été positif sur 15 cellules.

- 5 Afin de tester la spécificité de ces résultats, les produits d'amplification Y ont été réamplifiés avec les mêmes amores Y. Tous les contrôles et les cellules négatives à la PCR ont donné un résultat négatif au test, tandis que les cellules positives ont donné un résultat positif, et une cellule faiblement positive (piste 34 de la figure 1) a donné une bande plus forte.
- 10 Globalement, la détermination de cellules d'origine fœtale a été prouvée pour un nombre variable de cellules (de 1 à 7 cellules Y positives), isolées de 2 ml de sang. Cependant, dans cette étude, l'ensemble des cellules d'apparence morphologique « fœtale » n'a pas été microdisséqué. En se basant sur les données morphologiques, une première rapide estimation porte leur nombre à environ 5 cellules par millilitre de sang.
- 15

La deuxième partie du tableau indique les résultats d'analyse des cellules fœtales de sexe féminin. On observe que le test à l'aide des amores HLA est positif sur les 26 cellules analysées provenant d'un fœtus de sexe féminin, alors que le test à l'aide des amores spécifiques du chromosome Y est négatif pour l'ensemble des cellules provenant d'un fœtus de sexe féminin. Ces résultats démontrent que cette approche permet de détecter spécifiquement des cellule fœtales, sans l'existence de faux positifs, et peut être notamment appropriée pour identifier le sexe.

Pour quatre cas, l'ADN de sang paternel et/ou l'ADN de sang maternel (obtenu avant la grossesse) et l'ADN trophoblastique étaient disponibles. Ces échantillons d'ADN ont été utilisés pour identifier l'origine fœtale des cellules isolées de manière indépendante de l'identification du sexe. En utilisant trois marqueurs STR et un cinquième de la préparation d'ADN pré-amplifié, il a été ainsi possible de déterminer l'origine fœtale ou maternelle de 11 cellules microdisséquées isolées de mère portant un fœtus de sexe masculin et aussi testées à l'aide des amores spécifiques du chromosome Y. Les résultats sont résumés dans le tableau 2 et la figure 3.

**Tableau 2 :**

Mère n°*	Cellule unique collectée	PCR Y spécifique	Génotypage sur cellule unique collectée		
			Marqueur D16S539	Marqueur D16S3018	Marqueur D16S3031
2	2a	+	FC		
	2b	+	FC		
3	3a	+		FC	
	3b	+		FC	
4	3c	-			MC
	3d	+			FC
	4a	-		MC	
6	4b	+		FC	
	6a	-			MC
	6b	-			MC
	6c	-			MC

\* : voir tableau 1 ; MC : cellule maternelle ; FC : profil cellule fœtale

Génotypage STR de cellules uniques isolées du sang maternel et collectées individuellement après filtration

Six cellules présentent un profil fœtal en accord avec la détection positive du chromosome Y, et 5 cellules présentent un profil maternel, en accord avec la détection négative du chromosome Y.

Dans un cas (figure 3A), les marqueurs STR testés ne permettent pas de distinguer les allèles paternels (F) des allèles maternels (M) (hétérozygote, 250 et 262 pb), cependant l'ADN trophoblastique (T) présente un état homozygote pour l'un des allèles (250 pb). Le même profil (homozygote pour l'allèle 250 pb) a été détecté sur une cellule fœtale (FC) isolée selon le procédé de l'invention, laquelle cellule était positive au test de détection du chromosome Y. Au contraire, une autre cellule microdisséquée, négative au test de détection du chromosome Y présente un profil clairement hétérozygote (cellule maternelle, MC).

Dans un autre cas (figure 3B), l'ADN trophoblastique (T) présente en plus de l'allèle maternel (256 pb) aussi détecté à partir de l'ADN maternel (M), un allèle paternel (258 pb). Ces deux allèles ont été trouvés sur les deux cellules microdisséquées (FC), déterminant ainsi leur origine fœtale.

**Discussion**

Cette étude montre pour la première fois qu'il est possible de concentrer par filtration, les cellules fœtales circulantes dans le sang maternel. Elle montre de plus que l'identification des cellules fœtales, indépendamment de l'identification du sexe génétique, peut être réalisée, par l'amplification PCR de marqueurs STR hautement polymorphes. L'impact clinique de la méthode de détection de marqueurs STR dépend en fait de la possibilité de combiner cette méthode avec une approche particulièrement efficace

d'enrichissement en cellules fœtales. Cette étude montre pour la première fois qu'il est possible de combiner avec succès les deux approches. La technique de séparation par la taille a déjà été décrite pour la séparation de cellules tumorales circulantes dans le sang (Vona *et al.*, voir plus haut). Les inventeurs ont maintenant montré qu'il était possible de concentrer et d'analyser génétiquement les cellules fœtales collectées après leur concentration, à partir de seulement deux millilitres d'un échantillon de sang maternel. En combinaison avec la micro-dissection laser et la PCR sur cellule individuelle en utilisant des amores spécifiques du chromosome Y ou des amores STR, cette approche a permis la démonstration de l'origine fœtale des cellules collectées. En prenant en compte le nombre de cellules fœtales circulantes dans le sang estimé à une cellule par millilitre de sang, soit une cellule fœtale pour 10 millions de leucocytes, l'enrichissement obtenu est d'un facteur d'environ 6,6 millions (une cellule fœtale pour 1,5 cellules larges retenues sur le filtre). De plus, cette approche permet d'obtenir des informations morphologiques sur les cellules fœtales circulantes dans le sang. Des cellules mononucléées qui sont probablement des cellules de type cytotrophoblaste, et les cellules polynucléées qui sont les cellules syncytiotrophoblastiques ont été isolées. Ces deux types de cellules n'ont jamais été observés chez 22 donneurs de sang sains et 44 patients avec carcinome analysés selon la même technique de séparation et de microdissection (résultats non présentés).

En outre, les progéniteurs lymphoïdes ou myéloïdes fœtaux persistent dans la circulation sanguine après la grossesse, mais non les cellules trophoblastiques. L'avantage de l'analyse des cellules trophoblastiques est donc aussi qu'elle permet d'associer le résultat du test génétique de façon certaine à la grossesse en cours.

Un autre avantage de cette approche est la possibilité de réaliser au moins 5 analyses PCR à partir de l'ADN d'une seule cellule individuelle. Cela

donne la possibilité de réaliser un test génétique sur les cellules dont l'origine fœtale aura été prouvée en parallèle par l'analyse moléculaire, en particulier par l'analyse de marqueurs polymorphes STR. Il est aussi possible de fonder le diagnostic sur la confrontation de résultats indépendants obtenus sur différentes cellules fœtales individuelles isolées de prélèvements répétés d'échantillon de sang. De manière intéressante, on remarquera que le protocole FISH peut aussi être appliqué avec succès à des cellules isolées selon la méthode de filtration (9). Les autres avantages de la méthode selon l'invention résident, d'une part, en sa sensibilité puisque près de 100% des cellules fœtales collectées sur la base de leur observation morphologique et analysées sont identifiées comme telles par le procédé de l'invention, et d'autre part, en sa spécificité puisque, en particulier les cellules apoptotiques fœtales et les cellules d'origine maternelle peuvent être soustraites à l'analyse au vu de leurs caractéristiques génétiques et morphologiques.

La méthode de l'invention propose donc une nouvelle approche pour la réalisation d'un diagnostic prénatal précoce, non invasive et particulièrement sensible et spécifique.

---

**BIBLIOGRAPHIE**

1. Bianchi D. Fetal cells in the maternal circulation: feasibility for prenatal diagnosis. *Br J Haematol* 1999 **105**: 574-583
2. Fisk N. Maternal-fetal medicine and prenatal diagnosis. *Curr Opin Obstet Gynecol* 1998 **10**: 81-83
3. Di Naro E, Ghezzi F, Vitucci A, et al. Prenatal diagnosis of  $\beta$ -thalassemia using fetal erythroblasts enriched from maternal blood by a novel gradient. *Mol Hum Reprod* 2000 **6**: 571-574
4. Watanabe A, Sekizawa A, Taguchi A, et al. Prenatal diagnosis of ornithine transcarbamylase deficiency by using a single nucleated erythrocyte from maternal blood. *Hum Genet* 1998 **102**: 611-615
5. Takabayashi H, Kuwabara S, Ukita T, Ikawa K, Yamafuji K, Igarashi T. Development of non-invasive fetal DNA diagnosis from maternal blood. *Prenat Diagn* 1995 **15**: 74-77
6. Sekizawa A, Taguchi A, Watanabe A, et al. Analysis of HLA-DQ alpha sequences for prenatal diagnosis in single fetal cells from maternal blood. *Hum Genet* 1998 **102**: 393-396
7. Bianchi DW. Current knowledge about fetal blood cells in the maternal circulation. *J Perinat Med* 1998 **26**: 175-85
8. Bianchi DW et al., PNAS 1996, **93** : 705
9. Vona G, Sabile A, Louha M, et al. Isolation by Size of Epithelial Tumor cells. A new method for the immunomorphological and

- molecular characterization of circulating tumor cells. *Am J Pathol* 2000 **156**:57-63.
10. Poon LL, Leung TN, Lau TK, Lo YM. Presence of fetal RNA in maternal plasma [In Process Citation]. *Clin Chem* 2000; **46**(11):1832-4.
11. Lohse J., Dahl O., Nielsen, PE. *PNAS* 1999 **96** : 11804-11808. Double duplex invasion by peptide nucleic acid : a general principle for sequence-specific targeting of double-stranded DNA
12. Dib, C., Faure, S., Fizames, C., Samson, D., Drouot, N., Vignal, A., Missasseau, P., Marc, S., Hazan, J., Seboun, E., Lathrop, M., Gyapay, G., Morissette, J., and Weissenbach, J. A comprehensive genetic map of the human genome based on 5.264 microsatellites. *Nature* 1996 **380** : 152-154
15. Zhang, L., Cui, X., Schmitt, K., Hubert, R.WN., Arnheim, M. Whole genomic amplification from a single cell : implications for genetic analysis. *PNAS* 1992 **89** : 5847-5851
14. Sambrook *et al.* Molecular Cloning : A laboratory Manual. 2001 3rd Ed., Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, New York
20. 15. *Diagnostics prénatals et biologie moléculaire*, F. Forestier et DF Schroderet, 1997 Ed. Tec et Doc Lavoisier.
16. Vouillaire L, Wilton L, Slater H and Williamson R. *Prenat Diagn* 1999 **19** : 846-851

17. Lo YM, Patel P; Sampietro M, Gillmer MD, Fleming KA, Wainscoat JS. Detection of single-copy fetal DNA sequence from maternal blood [letter]. *Lancet* 1990;335: 1463-4.
18. Paterlini P, Gerken G, Nakajima E, et al. Polymerase chain reaction to detect hepatitis B virus DNA and RNA sequences in primary liver cancers from patients negative for hepatitis B surface antigen. *N Engl J Med* 1009;323:80-85.

**REVENDICATIONS**

1. Méthode de diagnostic prénatal sur cellules fœtales isolées du sang maternel comprenant les étapes suivantes :
  - a. la filtration d'un échantillon de sang maternel pur ou dilué, de façon à concentrer sur un filtre selon leur taille certaines cellules circulantes et en particulier des cellules d'origine fœtale;
  - b. l'analyse des cellules retenues sur le filtre afin d'obtenir une présomption sur leur origine fœtale ou maternelle ; et,
  - c. le diagnostic prénatal par l'analyse génétique d'au moins une cellule dont l'origine fœtale est présumée ou démontrée.
2. Méthode selon la revendication 1, caractérisée en ce que l'on procède à l'analyse de présomption de l'origine fœtale ou maternelle des cellules retenues sur le filtre par la recherche de la présence de marqueur(s) immunologique(s) ou cytologique(s) caractéristique(s) des cellules fœtales.
3. Méthode selon la revendication 2, caractérisée en ce que la recherche de la présence de marqueur(s) immunologique(s) caractéristique(s) des cellules fœtales consiste en :
  - la mise en contact des cellules contenues dans l'échantillon de sang maternel avec au moins un anticorps dirigé contre un antigène caractéristique des cellules fœtales ; et,
  - la détermination sur les cellules retenues sur le filtre d'une réaction spécifique dudit anticorps avec un antigène exprimé à la surface desdites cellules.

4. Méthode selon la revendication 2, caractérisée en ce que la recherche de marqueur(s) cytologique(s) caractéristique(s) des cellules fœtales consiste en la recherche de marqueur(s) caractéristique(s) des cellules cytotrophoblastiques et syncytiotrophoblastiques.
5. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisée en ce que, après l'étape (b), des cellules retenues sur le filtre sont collectées individuellement.
10. Méthode selon la revendication 5, caractérisée en ce que des cellules retenues sur le filtre sont collectées individuellement par microdissection.
15. Méthode selon l'une quelconque des revendications 5 ou 6, caractérisée en ce que l'analyse génétique est réalisée sur le génome d'une cellule unique collectée.
20. Méthode selon la revendication 7, caractérisée en ce que l'analyse génétique sur le génome d'une cellule unique collectée permet la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle de ladite cellule et le diagnostic prénatal si l'origine fœtale de ladite cellule est démontrée.
25. Méthode selon la revendication 8, caractérisée en ce que la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée, et/ou le diagnostic prénatal, sont réalisés par l'identification sur une préparation d'ADN dérivée du génome de la cellule unique collectée d'un ou plusieurs marqueurs génétiques ou de polymorphisme, d'une combinaison de ces marqueurs ou d'un dosage allélique particulier de ces marqueurs.

10. Méthode selon la revendication 9, caractérisée en ce que, préalablement à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule unique collectée et/ou au diagnostic prénatal, ladite cellule collectée est lysée et l'ensemble de son génome est pré-amplifié et purifié de manière à obtenir une préparation d'ADN pré-amplifié dérivée du génome d'une cellule unique collectée.  
5
11. Méthode selon la revendication 10, caractérisée en ce que l'on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou au diagnostic prénatal par l'amplification de marqueurs génétiques ou de polymorphisme ou d'une combinaison 10 de ces marqueurs, à partir de la préparation d'ADN pré-amplifié dérivée du génome de ladite cellule.
12. Méthode selon la revendication 11, caractérisée en ce que l'amplification d'au moins un marqueur génétique ou de polymorphisme est réalisée à partir de moins d'un cinquième de la 15 préparation d'ADN pré-amplifié.
13. Méthode selon l'une quelconque des revendications 11 à 12, caractérisée en ce que l'on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou au diagnostic prénatal par le séquençage des marqueurs amplifiés.  
20
14. Méthode selon la revendication 10, caractérisée en ce que l'on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée et/ou au diagnostic prénatal par l'hybridation de tout ou partie de la préparation d'ADN pré-amplifié avec des sondes 25 d'ADN spécifiques.

15. Méthode selon la revendication 14, caractérisée en ce que les sondes d'ADN spécifiques sont fixées sur un support formant une puce à ADN ou micro-réseaux ou macro-réseaux.
16. Méthode selon l'une quelconque des revendications 9 à 15, caractérisée en ce qu'au moins un marqueur de polymorphisme à identifier est un marqueur microsatellite, un marqueur VNTR (Variable Number of Tandem Repeats) ou un marqueur STR (Short Tandem Repeats).
17. Méthode selon l'une quelconque des revendications 9 à 16, caractérisée en ce que l'on procède à la démonstration de l'origine fœtale ou maternelle d'une cellule collectée par la recherche d'un marqueur ou d'une combinaison de marqueurs ou d'un dosage allélique de ces marqueurs se distinguant de ceux détectés sur le génome de cellules non maternelles, en particulier par la recherche sur le génome de ladite cellule collectée, d'un marqueur ou d'une combinaison de marqueurs spécifique de l'ADN de cellules paternelles.
18. Méthode selon la revendication 10, caractérisée en ce que l'on procède au diagnostic prénatal par une méthode d'hybridation génomique comparative (CGH) d'une préparation d'ADN pré-amplifié dérivée du génome d'une cellule unique collectée et dont l'origine fœtale est démontrée, et d'une préparation d'ADN pré-amplifié de cellules d'origine maternelle ou de cellules de référence non fœtales.
19. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisée en ce que l'on procède au diagnostic prénatal d'une anomalie chromosomique ou du sexe du fœtus, par l'hybridation *in*

situ d'une sonde spécifique de l'anomalie chromosomique ou du sexe à détecter, sur le génome des cellules retenues sur le filtre.

20. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 19, caractérisée en ce que l'échantillon de sang maternel filtré est issu d'un prélèvement de sang effectué après la 5ème semaine de grossesse.
21. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 20, caractérisée en ce que l'analyse génétique des cellules retenues sur le filtre est réalisée à partir de la filtration de 1 à 10 ml de sang maternel prélevé.
22. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 21, caractérisée en ce que l'échantillon de sang maternel prélevé est dilué de 10 à 100 fois dans une solution de filtration.
23. Méthode selon l'une quelconque des revendications précédentes, caractérisée en ce que l'on procède à la filtration de l'échantillon de sang maternel pur ou dilué à l'aide d'un filtre de porosité comprise entre 6 et 15 µm, de préférence des pores d'un diamètre d'environ 8 µm.
24. Méthode selon la revendication 23, caractérisée en ce que le filtre présente des pores d'un diamètre d'environ 8 µm et une densité de pores comprise entre  $5.10^4$  et  $5.10^5$  pores/m<sup>2</sup>.
25. Méthode selon l'une quelconque des revendications 1 à 24, caractérisée en ce que le filtre est une membrane filtrante de polycarbonate dont la taille des pores est calibrée.

26. Utilisation d'un dispositif de filtration à l'obtention de cellules fœtales présentes dans le sang maternel, et comprenant sur un bâti :
- un filtre poreux apte à retenir certaines cellules circulantes selon leur taille, monté entre deux dispositifs de serrage, respectivement en amont et en aval du sens de filtration et destiné à l'étanchéité de la filtration,
  - le bloc amont comprenant des moyens de stockage et/ou de pré-traitement des échantillons à analyser,
  - le bloc aval comprenant des perforations en regard des moyens de décharge,
  - des moyens de filtration forcée.
- 5
27. Utilisation selon la revendication 26 d'un dispositif de filtration de type ISET dans lequel la pression de filtration appliquée est comprise entre 0,05 bars et 0,8 bars, et de préférence 0,1 bars.
- 10
28. Utilisation selon l'une des revendications 26 ou 27, d'un dispositif de filtration de type ISET, à l'isolement de cellules fœtales du sang maternel et comportant un filtre de porosité moyenne comprise entre 6 µm et 15 µm, et de préférence d'environ 8 µm.
- 15
29. Utilisation selon la revendication 28 d'un dispositif de type ISET dans lequel le filtre présente des pores d'un diamètre d'environ 8 µm et une densité de pores comprise entre  $5.10^4$  et  $5.10^5$ .
- 20

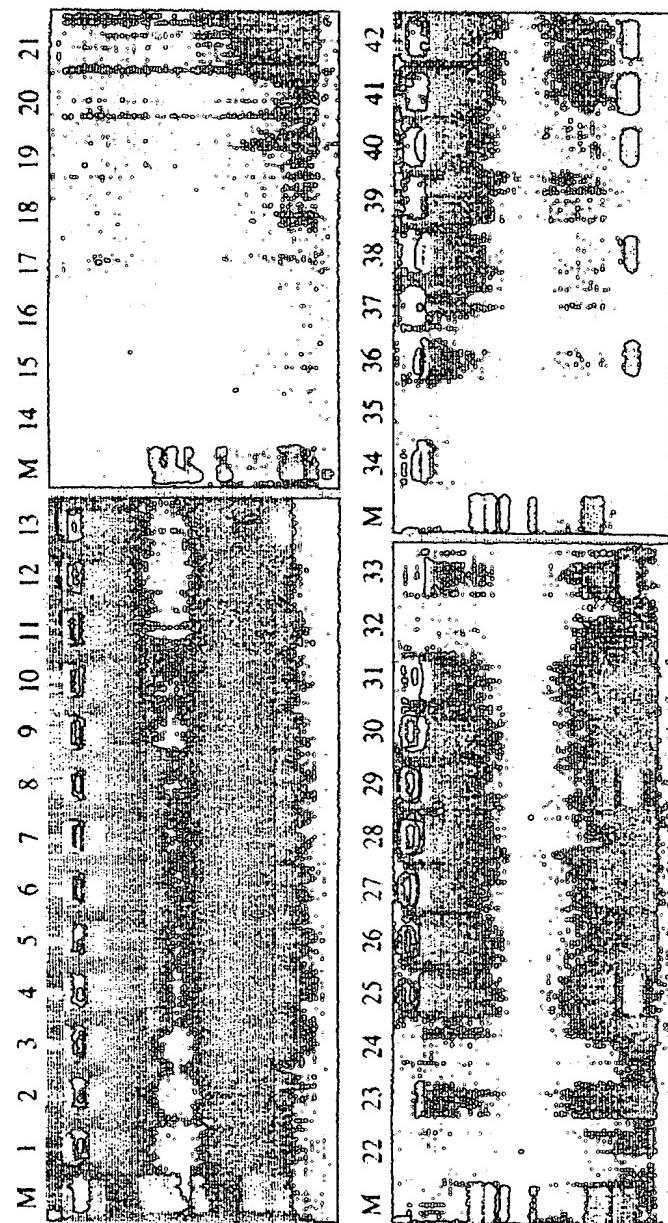
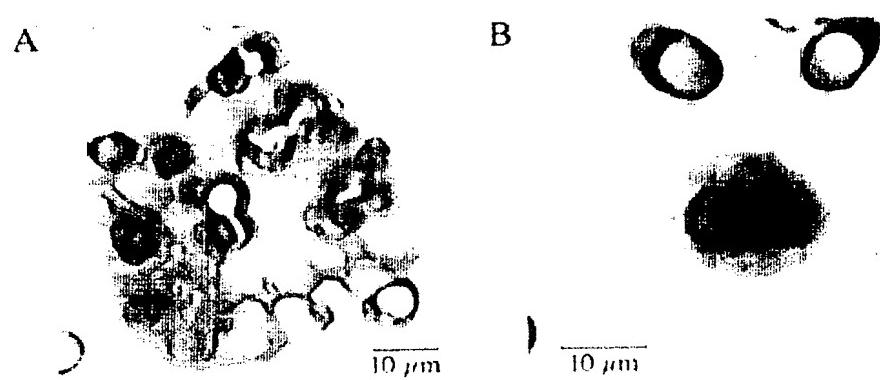


Figure 1



**Figure 2**

3 / 3

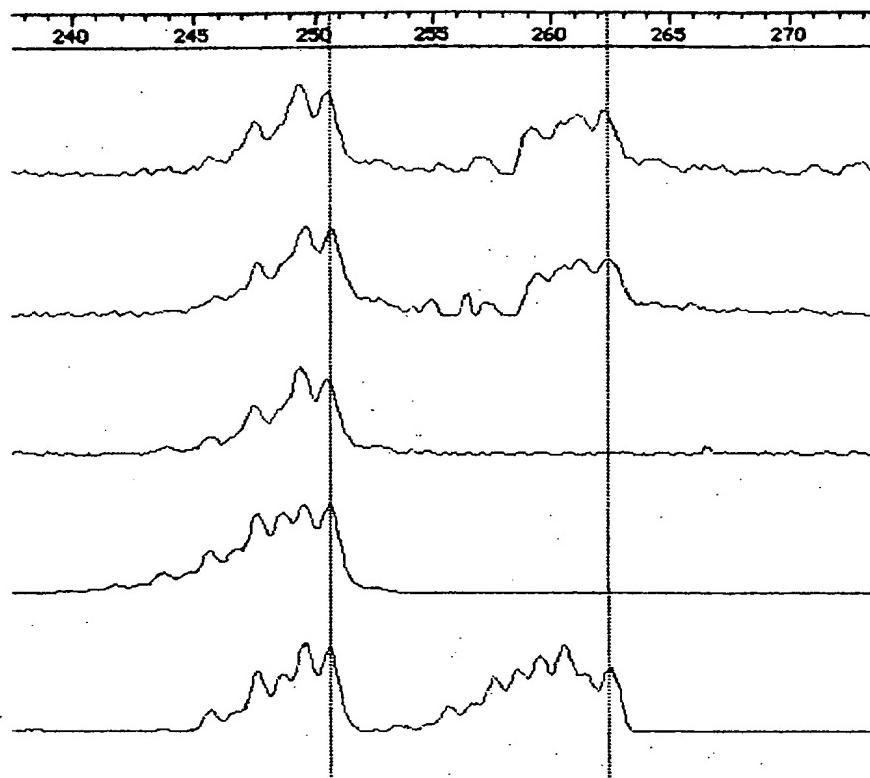
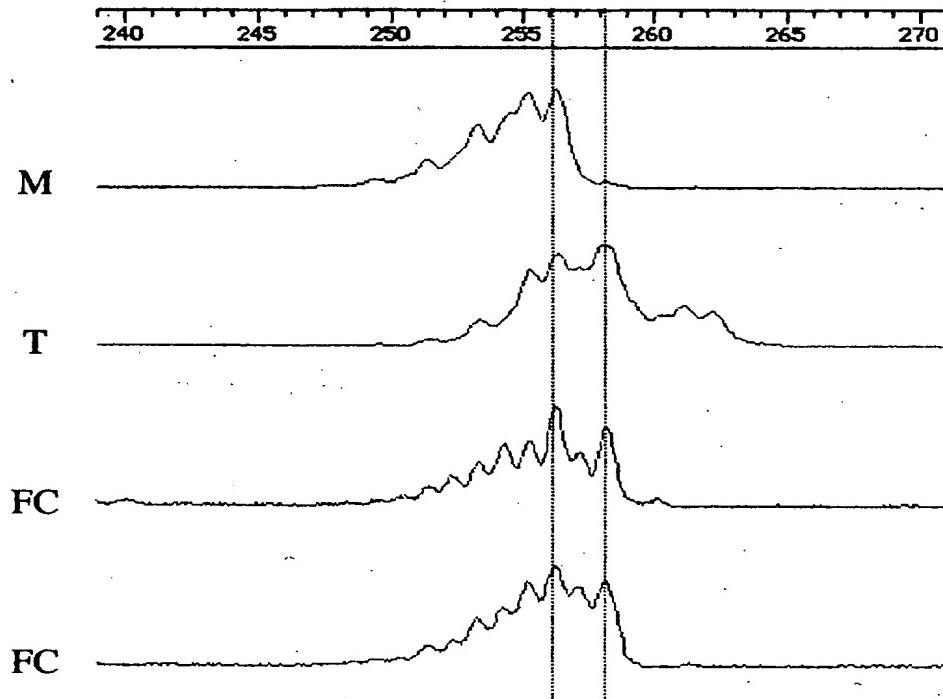
**A****B**

Figure 3

**DÉPARTEMENT DES BREVETS**

26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08  
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 93 59 30

**BREVET D'INVENTION****CERTIFICAT D'UTILITÉ**

Code de la propriété intellectuelle - Livre VI

**cerfa**  
N° 11235\*02

**DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° . . . / . .**

(Si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 113 W /260899

<b>Vos références pour ce dossier (facultatif)</b>		B4793-FL/DBO	
<b>N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL</b>		0105824	
<b>TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum)</b>			
METHODE DE DIAGNOSTIC PRENATAL SUR CELLULE FOETALE ISOLEE DU SANG MATERNEL.			
<b>LE(S) DEMANDEUR(S) :</b>			
METAGENEX S.A.R.L.			
Représentée par : ERNEST GUTMANN-YVES PLASSERAUD S.A. 3 rue Chauveau-Lagarde - FR-75008 PARIS			
<b>DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) : (Indiquez en haut à droite «Page N° 1/1» S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez un formulaire identique et numérotez chaque page en indiquant le nombre total de pages).</b>			
Nom		PATERLINI-BRECHOT	
Prénoms		Patrizia	
Adresse	Rue	35 Bld Pasteur	
	Code postal et ville	75015	PARIS
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
<b>DATE ET SIGNATURE(S) DU (DES) DEMANDEUR(S) OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire)</b>			
Le 18 juillet 2002			
DESAIX Anne			
CPI No. 93.3006			